# ADSORBENT MATERIAL FOR LOW DENSITY LIPOPROTEIN AND FIBRINOGEN, ADSORPTION REMOVING METHOD AND ADSORBER FOR THE SAME

Publication number: JP2004129975 Publication date: 2004-04-30

Inventor: NAKATANI MASARU; KOBAYASHI AKIRA;

OGINO EIJI; FURUYOSHI SHIGEO

Applicant: KANEGAFUCHI CHEMICAL IND

**Classification:** 

- international: A61M1/36; B01D15/00; B01J20/24; B01J20/26;

**A61M1/36; B01D15/00; B01J20/22;** (IPC1-7): A61M1/36; B01D15/00; B01J20/24; B01J20/26

- European:

**Application number:** JP20020299883 20021015 **Priority number(s):** JP20020299883 20021015

Report a data error here

## Abstract of JP2004129975

PROBLEM TO BE SOLVED: To provide an adsorbent material for efficiently adsorbing low density lipoproteins and fibrinogen without losing useful substances such as albumin and HDL (a high density lipoprotein) as much as possible and obtaining body fluid reduced in the concentrations of the above materials.

SOLUTION: The adsorbent material is formed by immobilizing aniline and a polyanionic compound on a water-insoluble porous carrier. The adsorbent material having a mol ratio of the quantity of aniline immobilized to the quantity of the polyanionic compound immobilized ranging from 3 to 1000 can efficiently adsorb the low density lipoproteins and fibrinogen in the body fluid.

COPYRIGHT: (C)2004,JPO

Data supplied from the esp@cenet database - Worldwide

(19) **日本国特許庁(JP)** 

# (12) 公開特許公報(A)

(11)特許出顧公開番号

特閣2004-129975 (P2004-129975A)

(43) 公開日 平成16年4月30日(2004.4.30)

		*****						
(51) Int.C1. <sup>7</sup>	FI			テー	マコード	(参考)	)	
A 6 1 M 1/36	A61M	1/36 5	543	4 C	077			
BO1D 15/00	A61M	1/36 5	545	4 D	017			
BO1J 20/24	BO1D	15/00	K	4 G	066			
BO1J 20/26	BO1J	20/24	С					
	ВО1 Ј	20/26	Н					
		審査請求	未請求	請求項の数 5	OL	(全 1	4 頁)	
(21) 出願番号	特願2002-299883 (P2002-299883)	(71) 出願人	000000	941				
(22) 出願日	平成14年10月15日 (2002.10.15)		鐘淵化:	学工 <b>業株式</b> 会社	=			
			大阪府:	大阪市北区中之	島3丁目	目2番4	4号	
		(72) 発明者	中谷	勝				
			大阪府:	摂津市鳥飼西 5	-1 - 1	L		
		(72) 発明者	小林	明				
			大阪府	摂津市鳥飼西 5	-1 - 1	L		
		(72) 発明者		英司				
			大阪府	摂津市鳥飼西 5	-1 - 1	I.		
		(72) 発明者	古吉					
				摂津市鳥飼西 5				
		Fターム (参	考) 4C0			MMO7	NNO2	
				NN03 PP02				
			4D0.	17 AA11 BA07	CA12	CA13	CA14	
				CB01				
			最終頁に続					

(54) 【発明の名称】低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着材、吸着除去方法及びその吸着器

## (57)【要約】

【課題】アルプミンやHDLなどの有用物質を極力損失せず、低密度リポ蛋白およびフィプリノーゲンを効率よく吸着し、これらの濃度を低減させた体液を得るための吸着材を提供する。

【解決手段】水不溶性多孔質担体にアニリンおよびポリアニオン性化合物を固定化してなる吸着材であって、アニリンの固定化量とポリアニオン性化合物の固定化量のモル比が 3 ~ 1 0 0 0 である吸着材が、体液中の低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンを効率よく吸着できる。

【選択図】 無し

20

30

40

50

#### 【特許請求の範囲】

#### 【請求項1】

水不溶性多孔質担体にアニリンおよびポリアニオン性化合物を固定化してなる吸着材であって、アニリン固定化量とポリアニオン性化合物固定化量とのモル比が8以上1000以下である体液中の低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着材。

#### 【請求項2】

ポリアニオン性化合物がデキストラン硫酸である請求項 1 記載の体液中の低密度リポ蛋白 あよびフィブリノーケンの吸着材。

#### 【請求項3】

水不溶性多孔質担体がセルロース担体である請求項1または2記載の体液中の低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着材。

#### 【請求項4】

請求項1から3のいずれかに記載の低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着材を、 低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンを含有する体液と接触させることを特徴とする低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着除去方法。

#### 【請求項5】

液の入口および出口を有し、かつ吸着材の容器外への流出防止手段を備えた容器内に、請求項 1 から 8 のいずれかに記載の低密度リボ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着材を充填してなることを特徴とする、体液中の低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着器。

# 【発明の詳細な説明】

#### [0001]

#### 【発明の属する技術分野】

本発明は、体液中に存在する低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンを吸着し、これらの濃度を低減させた体液を得るための吸着材、ならびにこの吸着材を利用した体液中の低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着除去方法、およびこの吸着材を利用した体液中の低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着器に関するものである。

## [0002]

# 【従来の技術】

近年、食生活の欧米化や高齢化に伴い動脈硬化症を発症する患者が増加している。低密度リポ蛋白(LDL)や極低密度リポ蛋白(VLDL)はコレステロールを多く含み、動脈硬化の原因となることはよく知られており、高脂血症や高コレステロール血症を有する患者に動脈硬化症の発症率が高いこともまた事実である。一方、高密度リポ蛋白(HDL)は動脈硬化の遅延因子であることが知られている。

# [0008]

これらの疾患の治療法としては、食事療法、薬物療法が行われているが、効果が不十分な患者には、血液を体外に導き、血液中から低密度リポ蛋白を吸着除去する治療法が適用される。なかでもデキストラン硫酸固定化セルローズピーズを吸着材とする低密度リポ蛋白吸着の除去療法が広く普及し、治療効果をあげている。

#### [0004]

一方、フィブリノーゲンの濃度と冠動脈疾患や脳卒中の発症頻度は相関すると報告されてあり(非特許文献 1 を参照)、動脈硬化症に関連するこれらの疾患の発症を防止するためには、低密度リポ蛋白だけでなく、フィブリノーゲンの濃度を低下させることが望まれている。

#### [0005]

また、動脈硬化症のなかでも、末梢血管の閉塞をきたす疾患は閉塞性動脈硬化症と呼ばれる。該疾患では末梢の血管が狭小化、閉塞により末梢の血液循環状態が惡くなり、手足の冷感、しびれ感、間 性 行、安静時 痛、潰 、壊 などの症状が出現し、ひいては四肢切断に至る。このような末梢血管病変を有する閉塞性動脈硬化症においては、フィブリノーケンの濃度が健常人に比べ高値であると報告されており(非特許文献2を参照)、閉塞性動脈硬化症の治療においても低密度リポ蛋白だけでなく、フィブリノーゲンの濃度を

低下させることが望まれている。

[0006]

このように、動脈硬化症、ながでも閉塞性動脈硬化症の患者血液中の低密度リポ蛋白、ならびにフィブリノーゲンの濃度を低下させる治療法が望まれているなかで、先述のデキストラン硫酸固定化セルローズピーズを吸着材とする低密度リポ蛋白の吸着除去療法はいるが、フィブリノーゲンの低下は十分なものではない。また、二重 過血 分離交換法が適用されることがある。確かにこの方法では低密度リポ蛋白、ならびにフィブリノーゲンが除去されるが、補液が必要であること、除去される物質の選択性が小さく、低密度リポ蛋白やフィブリノーゲン以外の有用な物質が除去されるしますなどの問題点がある。またヘバリン沈殿法という治療法が開発され、低密度リポ蛋白、ならびにフィブリノーゲンが除去されると報告されているが、操作方法が煩雑であるためが、一般的治療法として普及するには至っていない。

[00007]

一方、疎水性構造と陰性官能基とを有する化合物を表面に有する架橋多孔質材からなる吸着材を用い、フィブリノーゲンと低密度リボ蛋白質とを除去することできることが知られている(特許文献1を参照)。しかしなから該吸着材のフィブリノーゲン吸着能は確かに優れているが、低密度リボ蛋白吸着能は十分なものではない。このような吸着材を使用して臨床上十分と考えられる吸着性能を発揮するには大量の吸着体を使用する必要があることがよ、治療中に体外に持ち出される血液が増加し、これに伴い治療中に血圧低下が発生する可能性が高まることになる。

[0008]

以上のように、従来の技術では他の有用な物質を損失することなく、簡便な操作で低密度 リポ蛋白およびフィプリノーゲンをともに効率よく除去できる方法が存在せず、該方法の 開発が望まれていた。

[0009]

【特許文献1】特開平7-186256

【非特許文献2】P. Poredosら、Anfiolofy、第47巻3号、253~ : 259頁、1996年

[0010]

【発明が解決しようとする課題】

本発明は、上記課題に対して、アルプミンやHDLなどの有用物質を極力損失せず、低密度リポ蛋白およびフィブリノーケンを効率よく吸着し、これらの濃度を低減させた体液を得るための吸着材、ならびにこの吸着材を利用した体液中の低密度リポ蛋白およびフィブリノーケンの吸着器を提供するものである。

[0011]

【課題を解決するための手段】

本発明者らは、アルプミンやHDLなどの有用物質を極力損失せず、低密度リポ蛋白およびフィプリノーケンを効率よく吸着除去できる吸着体について鋭意研究を行った。その結果、水不溶性多孔質担体にアニリンおよびポリアニオン性化合物を固定化してなる吸着材であって、アニリンの固定化量とポリアニオン性化合物の固定化量のモル比が特定の範囲である吸着材が、体液中の低密度リポ蛋白およびフィプリノーゲンを効率よく吸着できることを見出し、本発明の完成に至った。

[0012]

即ち、本発明の第1発明は、水不溶性多孔質担体にアニリンおよびポリアニオン性化合物を固定化してなる吸着材であって、アニリン固定化量とポリアニオン性化合物固定化量とのモル比が3以上1000以下である体液中の低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの

10

20

40

50

20

30

40

50

吸着材に関する。 第2発明は、前記吸着材を低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンを含 有する体液と接触させることを特徴とする低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着 除去方法に関する。第8発明は液の入口および出口を有し、かつ吸着材の容器外への流出 防止手段を構え友容器内に、請求項1から8のいずれかに記載の低密度リポ蛋白およびフ ィプリノーゲンの吸着材を充填してなることを特徴とする、体液中の低密度リポ蛋白およ びフィブリノーゲンの吸着器に関する。

[0013]

【発明の実施の形態】

本発明における体液とは、血液、または血 を指す。

本発明にあけるポリアニオン性化合物とは、分子内に複数のアニオン性官能基を有する化 合物をいう。本発明におけるアニオン性官能基とは、カルボキシル基、スルホン酸基、硫 酸エステル基、リン酸エステル基など、PHが中性で負に帯電する官能基をいう。このう ち、吸着能力の点でカルボキシル基、スルホン酸基、硫酸エステル基が好ましく、中でも 吸着能力が優れている点で特に硫酸エステル基が好ましい。

[0014]

このようなポリアニオン性化合物の代表例としては、ポリアクリル酸、ポリピニルスルホ ン酸、ボリスチレンスルホン酸、ボリグルタミン酸、ボリアスパラギン酸、ボリメタクリ ル酸、ポリリン酸、スチレン-マレイン酸共重合体などの合成ポリアニオン性化合物、デ キストラン硫酸、カルボキシメチルセルロースなどの合成酸性多糖類、コンドロイチン硫 酸、デルマタン硫酸、ケタラン硫酸などの硫酸エステル基を有する生体由来の酸性ムコ多 糖類、ヘバリン、ヘバラン硫酸などのN-スルホン酸基および硫酸エステル基を有する酸 性ムコ多精類、コンドロイチン、ホスホマンナンなどの生体由来のアニオン性官能基を有 する多糖類、ならひにデオキシリボ核酸、リボ核酸などの生体由来の核酸などがあげられ るが、これらの代表例に限定されるわけではない。

[0015]

これらに代表される化合物のなかでも、安価に純度の高り物質がえられる、さらにはアニ オン性官能基の導入量をコントロールできるなどの理由から、生体由来の化合物をそのま ま用いるよりも、合成化合物を用いるほうがより実用的である。これらの点より、ポリア クリル酸、ボリビニル硫酸、ボリビニルスルホン酸、ボリスチレンスルホン酸、ボリゲル タミン酸、ポリアスパラギン酸、ポリメタクリル酸、ポリリン酸、スチレン-マレイン酸 共重合体などの合成ポリアニオン性化合物や、デキストラン硫酸、カルポキシメチルセル ロースなどの合成酸性多糖類が好ましく用いられる。

[0016]

ポリアニオン性化合物の分子量は1000以上、とくに3000以上であることが、低密 度リポ蛋白への親和性やアニリンとの組み合わせによるフィブリノーゲン吸着性能の面で 好ましく用いられる。ポリアニオン性化合物の分子量の上限はとくに制限はないが、実用 上の面がら100万以下が好ましい。

[0017]

本発明において、水不溶性多孔質担体にポリアニオン性化合物を固定化する方法は種々あ り、いかなる方法でもよいが、代表的な方法としては、(1)ポリアニオン性化合物を、 化学的にあるいは放射線や電子線を用いたグラフト法によって水不溶性多孔質担体表面に 共有結合する方法、(2)水不溶性多孔質担体の官能基を介して化学的方法によりポリア ニオン性化合物を共有結合する方法などがある。

[0018]

このなかでも、本発明の吸着材がポリアニオン性化合物とアニリンとを固定化してなる吸 着材であることを考慮し、官能基を介して化学的にポリアニオン性化合物を共有結合させ る方法が、アニリンの固定化が同じ方法であこなえるため、本発明のありてはより簡便で 好ましい方法といえる。

[0019]

本祭明におけるアニリンの固定化方法は、水不溶性多孔質担体の官能基を介して化学的方

20

50

法によりポリアニオン性化合物を共有結合する方法が好ましく用いられる。

[0020]

本発明におけるアニリン固定化量とポリアニオン性化合物固定化量モル比(AN/PA比)とは、下式により算出される値をいう。

AN/PA比=担体量(m l )当たりのアニリン固定化モル数/担体量(m l )当たりのポリアニオン固定化モル数

AN/PA比を8以上に制御することにより、アニリン単独あるいはポリアニオン単独を固定化した場合に比べ、LDLーコレステロールおよびフィプリノーゲンの低下率が上昇することを見いだした。AN/PA比が8よりも小さい場合、フィプリノーゲンの低下の割合がアニリンのみを固定化した場合と同程度となり、アニリンとポリアニオン性化合物とをAN/PA比の上限は、ポリアニオン性化合物が少しでも固定化されば、アニリンを係るに比べてLDLーコレステロールおよびフィプリノーゲンの低下の割合がアニリン単独を固定化した場合に比べてLDLーコレステロールがあまりに大きくは3とした場合に徐々に近づくことになり、アニリンとポリアニオン性化合物とを固定化け果が薄れる。以上より、好ましいAN/PA比の範囲は3以上1000以下であり、吸着性能発揮の観点がちより好ましくは3.5以上500以下、最も好ましくは6以上100以下である。

[0021]

本発明におけるポリアニオン性化合物の固定化量は、実施例 1 において具体的方法を示す通り、該ポリアニオン性化合物がトルイプンプルーを吸着する性質を利用した方法により、その固定化量を測定する。

[0022]

本発明のおけるアニリンの固定化量は、実施例 1 において具体的方法を示す通り、ジフェニルピクリルとドラジルを用いたアミンの定量により測定する。

[0023]

本発明における水不溶性多孔質担体は、常温常圧で固体であり水不溶性であり、かつ適当な大きさの細孔を有する、すなわち多孔構造を有する。水不溶性多孔質担体の形状としては、球状、粒状、平膜状、繊維状、中空糸状等いずれも有効に用いられるが、実用時の体液の流通面より球状または粒状がより好ましく用いられる。

[0024]

水不溶性多孔質担体が球状または粒状であるはあい、平均粒径は10 $\mu$  m から1000 $\mu$  m であることが好ましく、吸着効率の点からさらに好ましくは25~1000 $\mu$  m 、最も好ましくは50~600 $\mu$  m である。

[0025]

水不溶性多孔質担体の球状蛋白質の排除限界分子量は 5 × 1 0 <sup>5</sup> 以上のものが好ましく用いられる。排除限界分子量とは、成者(サイズ排除クロマトグラフィーにおいて種々の分子量をは、共立を有する試料を流した際に、細孔内に侵入できない(排除フロマトグラフィーにおいて種々の分子量をもつものの分子量をいう。球状蛋白質の排除限界分子量が 5 × 1 0 <sup>5</sup> をまるいるとのでは 1 × 1 0 <sup>8</sup> を超えると、ボアサイズが大きくなりすぎ、吸着に下する病果、フィブリノーゲンおよび低密度リボ蛋白の吸着能力が小さくなりすぎ、吸着に下する病果、フィブリノーゲンおよび低密度リボボーンがある。以上より、本発明における水不溶性多孔質担体の球状蛋白質の排除限界分子量をしている。以上より、本発明における水不溶性多孔質担体の球状蛋白質の排除限界分子量としている。以上、1 × 1 0 <sup>8</sup> 以下のものが好ましている。以上、1 × 1 0 <sup>8</sup> 以下、さらに好ましては 2 × 1 0 <sup>6</sup> 以上、1 × 1 0 <sup>8</sup> 以下である。

[0026]

本発明における水不溶性多孔質担体は、ポリアニオン性化合物、およびアニリンを固定化

30

40

するために、結合に利用しする官能基を有することが好ましい。このような官能基の代表例としては、アミノ基、アミド基、カルボキシル基、酸無水物基、スクシンイミド基、水酸基、チオール基、アルデとド基、ハロゲン基、エボキシ基、シラノール基、トレシル基などがあげられるが、これらに限定されるわけではない。また、水不溶性多孔質担体は、たとえばハロゲン化シアン化法、エピクロロとドリン法、ピスエボキシド法、プロモアセチルプロミド法などの方法で活性化されていてもよく、このなかで実用上、安全上の観点から、エピクロロとドリン法がとくに好ましく用いられる。

[0027]

本発明の水不溶性多孔質担体の強度としては、あまり柔らかいもの、容易に壊れるものは好ましくない。体液を洗した場合に、圧密化が生じると充分な体液流量が得られなくなり処置時間の延長さらに処置続行不可能となりするので、吸着材の圧密を防ぐためには、吸着材は充分な機械的強度を有するもの(硬質)であることが好ましい。ここでいう硬質とは、後記参考例に示すごとく、吸着材を円筒状カラムに均一に充填し、水性液体を流した際の圧力損失と流量の関係が、少なくとも 0 . 3 k 3 f / c m 2 まで直線関係にあるものをいう。

[0028]

本発明における水不溶性多孔質担体の材質は特に限定されないが、セルロース、酢酸セルロース、デキストリンなどの多糖類がらなる有機担体、ポリスチレン、スチレンージビニルペンセン共重合体、ポリアクリルアミド、ポリアクリル酸、ポリメタクリル酸、ポリアクリル酸、オリメタクリル酸、ポリアクリル酸、オリメタクリルを含成高分子などが代表例として挙げられる。これらは、ヒドロキシエチルメタクリレート等のヒドロキシ基を有する高分子材料やボリエチレンオキサイド鎖を有する単量体と他の重合性単量体との共重合のようなグラフト共重合体等のコーティング層を有していてもよい。これらの中でセルロースや、ポリピニルアルコール等からなる合成高分子が、担体表面に活性基を導入しやすいため、実用上好ましく用いられる。

なかでもセルロースからなる担体が最も好ましく用いられる。セルロースからなる担体は、(1)機械的強度が比較的高く、強 であるため破壊されたり微粒子を生じたりすることが少なく、カラムに充填した場合に血液を高流速で流しても圧密化しにくいため高流速で体液を流すことが可能となる、(2)安全性が合成高分子担体に比べて高いなどの優れた点を有しており、本発明における水不溶性多孔質担体として最も好適に用いることができる。

[0080]

[0029]

本発明の吸着器を用いた体外循環治療の抗凝固剤としては、ヘパリン、低分子量ヘパリン、メシル酸ナファモスタット、メシル酸がペキサート、アルガトロパン、アシッド・シトレート・デキストロース液(ACD液)やシトレート・フォスフェート・デキストロース液(CPD液)などのクエン酸含有抗凝固剤などいずれを用いてもよい。なかでもヘパリンは一般的に最も好ましく用いられる抗凝固剤としてあげることができる。

【0081】
本発明の吸着材を用いて、体液から低密度リポ蛋白およびフィブリノーグンを吸着除去する方法には種々ある。代表的な方法としては、体液を取り出してパックなどに貯留し、これに吸着材を混合して低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンを除去した後、吸着材を別して低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンを除去する方法:体液の流出口を有し、体液は通過するが吸着材は通過しないフィルターを流出口に支充を器へ吸着材を充填し、これに体液を流す方法などがある。いずれの方法を用いても良いが、後者の方法は操作も簡単であり、また体外循環回路に組み込むことにより、意とは液がら効率よくオンラインで低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンを除去するこか可能であり、本発明の吸着材を用いた低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着除去方法として最も好ましい。

[0082]

つぎに、本発明の吸着器を、一実施例の概略断面図である図1にもとづき説明する。

[8800]

図1中、1は体液の流入口、2は体液の流出口、3は低密度リボ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着材、4 および5 はメッシュ、6 はカラム、7 は低密度リボ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着器である。しかしながち本発明における低密度リボ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着器はこのような具体例に限定されるものではなく、液の入口および出口を有し、かつ吸着材の容器外への流出を防止する手段を構えた容器内に、低密度リボ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着材を充填したものであれば、形状は特に限定されない。

[0084]

【実施例】

以下、本発明の方法を実施例に基プロで具体的に説明する。

[0035]

(参考例)

両端に孔径15μmのフィルターを装着したかラス製円筒カラム(内径9mm、カラム長150mm)にアかロース材料(パイオラッド(Bio-rad)社製のBio9elA-5m、粒径50~100メッシュ)、ピニル系高分子材料(東ソー(株)製のトヨパールHW-65、粒径50~100μm)およびセルロース材料(チッソ(株)製のセルロファインGC-700m、粒径45~105μm)をせれぜれ均一に充填し、ペリスタティックボンプにより水を流し、流量と圧力損失ΔPとの関係を求めた。その結果を図2に示す。

[0036]

図2に示すごとく、トヨパールHW-65およびセルロファインGC-700mが圧力の増加にほぼ比例して流量が増加するのに対し、Bio9elA-5mは圧密化を引き起こし、圧力を増加させても流量が増加しないことがわかる。本発明においては前者のごとく、圧力損失△Pと流量の関係が0.8k9/cm²までの直線関係にあるものを硬質という。

[0087]

(実施例1)

平均粒径約260μm、球状蛋白質の排除限界分子量が5×10<sup>7</sup>の多孔質セルロースピーズ550mlに水230ml、2N NQOH水溶液220mlおよびエピクロロビドリン75mlを加え、40℃で2時間 して反応させた。反応後ピーズを水で十分洗浄してエポキシ化セルロースピーズを得た。エポキシ化セルロースピーズのエポキシ基量は15.3μmol/ml(湿潤体積)であった。

[0038]

デキストラン硫酸(硫黄含量約18%、分子量約4000)2109を300mlの水に溶解したデキストラン硫酸水溶液を調製し、エボキシ化セルロースピーズ450mlおよび水40mlを加え、NAOH水溶液でアルカリ性とした後、45℃で2時間反応させた。反応後、ピーズを水および食塩水で十分洗浄した後、水を加えて全体を900mlとし、これにアニリン2.5mlを加え、65℃で6時間反応させた。その後、ピーズを水および食塩水で十分洗浄してデキストラン硫酸およびアニリン固定化セルロースピーズ(A)を得た。

[0039]

でのAをO. 4m | はかり取り、これにヘパリン加健常人血 2. 4m | を加え、87℃で2時間振 し、上澄み血 中のLDLーコレステロール、フィブリノーゲン、HDLーコレステロール、およびアルプミン濃度を測定した。その結果、LDLーコレステロールが79m 8/d | から17m 8/d | に、フィプリノーゲンが165m 8/d | から96m 8/d | に低下したが、HDLーコレステロールは101m 8/d | から89m 8/d | へ、アルプミンは4.58/d | から4.28/d | へ低下するに留まった。

[0040]

なお、Aのアニリン固定化量は、シフェニルピクリルヒドラシルがアミノ基の水素原子を

10

20

. \_

50

20

40

50

引き抜き、ジフェニルピクリルヒドラジンに変化することを利用して測定した。すなわち1mlのAをメタノールで置換した後、1mol/lの酢酸緩衝液(PH約2.5)を1ml、および約1.6m分/lに調整したジフェニルピクリルヒドラジル(東京化成)のメタノール溶液を4ml加え、60℃で1時間静置した後、上清のジフェニルピクリルヒドラジルを515nmにおける吸光度により定量し、その減少量から求めた(検量線の作成にはアニリノエタノール(アルドリッチ)を使用した)。その結果、Aのアニリン固定化量は2.76μmol/mlであった。

[0041]

また、Aのデキストラン硫酸固定化量は、デキストラン硫酸とトルイジンプルーが親和性を有することを利用して測定した、すなわち1mlのAに対し、約90m9/lに調整したペーシック・プルー17(東京化成)水溶液を100ml程度加え、10分間 、静置後、上清のペーシック・プルーを630mmにおける吸光度により定量し、その減少量から求めた。その結果、Aのデキストラン硫酸固定化量は0.20μmol/mlであり、AN/PA比は13.8であった。

[0042]

(実施例2)

デキストラン硫酸の反応時間を2時間から4時間にかえたほかは実施例1と同様にしてデキストラン硫酸およびアニリン固定化セルロースピーズ(B)を得た。このBのアニリン固定化量は2.46μmol/ml、デキストラン硫酸固定化量は0.40μmol/ml、AN/PA比は6.2であった。

このBの吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、LDL-コレステロールが79m3/d | から17m3/d | に、フィブリノーゲンが165m3/d | から96m3/d | に低下したが、HDL-コレステロールは101m3/d | から90m3/d | へ、アルプミンは4.53/d | から4.23/d | へ低下するに留まった。

[0043]

(実施例3)

デキストラン硫酸の反応時間を2時間が58時間にがえたほがは実施例12同様にしてデキストラン硫酸およびアニリン固定化セルロースピーズ(C)を得た。このCのアニリン固定化量は2.28μmol/ml、デキストラン硫酸固定化量は0.60μmol/ml、AN/PA比は3.8であった。

このこの吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、LDL-コレステロールが 7 9 m 3 / d | から1 9 m 3 / d | に、フィブリノーゲンが 1 6 5 m 3 / d | から1 1 9 m 3 / d | に低下したが、HDL-コレステロールは 1 0 1 m 3 / d | から 9 0 m 3 / d | へ、アルプミンは 4 . 5 3 / d | から 4 . 2 3 / d | へ低下するに留まった。

[0044]

(実施例4)

デキストラン硫酸の反応時間を 2 時間から 1 2 時間にかえたほかは実施例 1 2 同様にしてデキストラン硫酸およびアニリン固定化セルロースピーズ (D) を得た。この Dのアニリン固定化量は 2.0 4 μ m O I / m I、アキストラン硫酸固定化量は 0.6 8 μ m O I / m I、AN / P A 比は 8.0 であった。

このDの吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、LDL-コレステロールが79m3/dlが518m3/dlに、フィブリノーゲンが165m3/dlか5112m3/dlに低下したが、HDL-コレステロールは101m3/dlか589m3/dlへ、アルプミンは4.53/dlか54.03/dlへ低下するに留まった。

[0045]

(比較例1)

デキストラン硫酸の反応時間を 2 時間から 2 4 時間にかえたほかは実施例 1 と同様にしてデキストラン硫酸およびアニリン固定化ゼルロースピーズ (E) を得た。このEのアニリン固定化量は 1. 4 4 μ m O I / m I、デキストラン硫酸固定化量は 0. 7 5 μ m O I / m I、AN/PA比は 1. 9 であった。

このEの吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、その結果、LDL-コレステロールが79m3/d | から25m3/d | に、フィブリノーゲンが165m3/d | から180m3/d | た、HDL-コレステロールは101m3/d | から89m3/d | に、アルプミンは4.59/d | から8.99/d | へ低下した。

[0046]

(比較例2)

実施例1を同様にして得たエボキシ化セルロースピーズ450m | に、デキストラン硫酸210分を800m | の水に溶解したデキストラン硫酸水溶液、および水40m | を加え、NaOH水溶液でアルカリ性とした後、45℃で8時間反応させた。反応後、ピーズを水および食塩水で十分洗浄し、デキストラン硫酸固定化セルロースピーズ(F)を得た。このFのデキストラン硫酸固定化量は0.60μmo | /m | 、AN/PA比は0であった。

この下の吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、LDL-コレステロールが79m8/d[から20m8/dlに、フィプリノーゲンが165m3/dlから147m8/dlに、HDL-コレステロールは101m8/dlから89m9/dlへ、アルプミンは4.53/dlから4.29/dlに低下した。

[0047]

(比較例3)

実施例1と同様にして得たエポキシ化セルロースピーズ50mlに、アニリン0. 27mlおよび水75mlを加え、65℃で6時間静置した。その後、ピーズを水で十分洗浄してアニリン固定化セルロースピーズ(G)を得た。このGのアニリン固定化量は3. 06mol/mlであった。

このGの吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、LDL-コレステロールが79m9/dlから26m9/dlに、フィブリノーゲンが165m3/dlから106m9/dlに、HDL-コレステロールは101m9/dlから88m9/dlへ、アルブミンは4.59/dlから4.29/dlに低下した。

[0048]

(比較例4)

実施例1と同様にして得たエボキシ化セルロースピーズ50mlに、特開平7-186256で開示されているリガンド化合物であるLートリプトファン(半井化学業品)0. 613を50℃に加温した水20mlに溶解し、2N NAOH水溶液でアルカリ性にし、これを60℃で6時間振 した。反応後、水で洗浄し、トリプトファン固定化セルロースピーズ(H)を得た。

このHの吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、フィブリノーゲンが165m9/ d l から82m9/ d l に低下したが、LDLーコレステロールが79m9/ d l から44m9/ d l への低下に留まった。またHDLーコレステロールは101m9/ d l から89m9/ d l に、アルブミンは4.59/ d l から4.19/ d l に低下した。【0049】

なお、実施例1~4、ならびに比較例1~4の吸着性能を評価した結果を表1に示した。 【0050】

【表 1 】

40

10

20

20

30

40

50

	比較例4	工数约3	<b>共製室2</b>	12000年	来施例4	大きない	米のでは	米の変形を変える	# 2	
	<b>=</b>	മ	1	וח	0	c	סס	, >	•	吸着体 略称
	260	260	260	260	260	700	200	260		平均粒径 [m]
作者、ニート・デー・コー・デー・	レートリン・トファン	A	DS	DS,AN	DS,AN	DO,AIN	DO,AN	DS,AN		固定化した 化合物
T-1-	ı	3.06	0	1.44	2.04	2.20	2.40	2.76	3	アリリン 固定化量 [ mol/ml]
	1	0	0.60	0.75	0.68	0.00	0.40	0.20	L# mol/ml	ボジアニオン性化合物間定化量
	I	ı	0	.9	3.0	ن. ۵.	0 0	13.8		AN/ PAH
	4	67	75	68		6	; à	78	:	山佐 こ下図
	50	36	=	21	32	28	\$ ₹	<b>.</b>	×	ガーゲンで
	12	ౘ	12	12	12	=	\ <del></del>	<del>.</del> 2		明による。
	စ	7	7	ಪ		,	۱ 👡	٠ 7	2	アングラップ・アングラック・アングラング・アングラン・アン・アン・アン・アン・アン・アン・アン・アン・アン・アン・アン・アン・アン

# (実施例5)

平均粒径約260μmの多孔質セルロースピーズを平均粒径約440μmの多孔質セルロースピーズ(球状蛋白質の排除限界分子量が $5\times10^7$ )に、またデキストラン硫酸の反応時間を2時間から1時間にかえたほかは実施例1と同様にしてデキストラン硫酸およびアニリン固定化セルロースピーズ(I)を得た。このIのアニリン固定化量は5.20μmol/ml、デキストラン硫酸固定化量は<math>0.14μmol/ml、AN/PA比は87.1であった。

この I の吸着性能を実施例 1 と同様にして求めた。その結果、LDL-コレステロールが6 9 m 3 / d | から2 3 m 3 / d | に、フィブリノーゲンが2 1 7 m 3 / d | から1 6 8

20

30

50

m 多/ d | に低下したが、H D L - コレステロールは 5 1 m 多/ d | から47m 多/ d | へ、アルプミンは4.8多/ d | から4.5 多/ d | へ低下するに留まった。

[0051]

(実施例6)

デキストラン硫酸の反応時間を1時間から2時間にかえたほかは実施例5と同様にしてデキストラン硫酸およびアニリン固定化セルロースピーズ(J)を得た。このJのアニリン固定化量は8.18μm〇十/ml、デキストラン硫酸固定化量は0.17μm〇十/ml、AN/PA比は18.7であった。

このJの吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、LDL-コレステロールが69m8/dーから22m8/dーに、フィプリノーゲンが217m8/dーから161m8/dーに低下したが、HDL-コレステロールは51m8/dーから47m8/dーへ、アルプミンは4.89/dーから4.59/dーへ低下するに留まった。

[0052]

(実施例7)

デキストラン硫酸の反応時間を1時間から4時間にかえたほかは実施例5と同様にしてデキストラン硫酸およびアニリン固定化セルロースピーズ(K)を得た。このKのアニリン固定化量は2.94μmol/ml、デキストラン硫酸固定化量は0.24μmol/ml、AN/PA比は12.8であった。

この K の 吸 着性能を実 施 例 1 と 同様にして求めた。 その 結果、 LDL ーコレステロールが 6 9 m 9 / d | から 2 4 m 9 / d | に、フィブリノーゲンが 2 1 7 m 9 / d | から 1 6 4 m 9 / d | に低下したが、 H DLーコレステロールは 5 1 m 9 / d | から 4 6 m 9 / d | へ、アルプミンは 4 . 8 9 / d | から 4 . 5 9 / d | へ低下するに留まった。

[0053]

(比較例5)

平均粒径約260μmの多孔質セルロースピーズを平均粒径約440μmの多孔質セルロースピーズに、またデキストラン硫酸の反応時間を8時間から4時間にかえたほかは比較例2と同様にしてデキストラン硫酸固定化セルロースピーズ(L)を得た。このLのデキストラン硫酸固定化量は0.24μmol/ml、AN/PA比は0であった。このLの吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、LDLーコレステロールが

[0054]

(比較例6)

デキストラン硫酸の反応時間を4時間から24時間にかえたほかは比較例5と同様にしてデキストラン硫酸固定化セルロースピーズ(M)を得た。このMのデキストラン硫酸固定化量は0.60μmol/ml、AN/PA比は0であった。

このMの吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、LDL-コレステロールが69m3/dlから33m3/dlに低下したが、フィブリノーゲンが217m3/dlから190m3/dlに低下するに留まった。またHDL-コレステロールは51m3/dlから47m3/dlへ、アルプミンは4.83/dlから4.53/dlへ低下した

[0055]

( 比較例 7 )

平均粒径約260μmの多孔質セルロースピーズを平均粒径約440μmの多孔質セルロースピーズにかえたほかは比較例3と同様にしてアニリン固定化セルロースピーズ(N)を得た。このNのアニリン固定化量は5.46μmol/mlであった。

このNの吸着性能を実施例1と同様にして求めた。その結果、LDL-コレステロールが69m3/dlから84m3/dlに、フィブリノーゲンが217m3/dlから176

m 多/ d | に低下するに留まった。またHDL-コレステロールは51m多/ d | から4 6m3/d1へ、アルブミンは4.83/d1から4.53/d1へ低下した。

[0056]

なお、実施例5~7、ならびに比較例5~7の吸着性能を評価した結果を表2に示した。 [0057]

【表2】

1821							
	比較例7	比数例6	比較例5	実施例7	東施例6	阇	
	z	Z	_	_	ے	_	吸着体 略称
	440	440	440	440	440	440	平均粒径 [μm]
* DS:デキスト AN:アニリン AN/PA比:	AN	DS	DS	DS.AN	DS,AN	DS,AN	固定化した 化合物
ラン硫酸アニリン固定・	5.46	0	0	2.94	3.18	5.20	アニリン 固定化量 [μ mol/m]]
*DS:デキストラン硫酸 AN:アニリン AN/PA比:アニリン固定化量とポリアニオン性化合物固定化量のモル比	0	0.60	0.24	0.24	0.17	0.14	ポリアニオン性 化合物 固定化量 [μ mol/ml]
で有方	ı	0	0	12.3	18.7	37.1	AN/ PA比
合物固定	51	52	49	65	68	67	10   10   10   10   10   10   10   10
化量のモル	19	12	7	24	26	25	フィブリ ノーゲン 第1年 1811年
मं	10	ထ	œ	10	8	8	HDL-C 图下型
	6	6	6	6	6	6	アルブミルス・

10

20

30

40

[0058]

【発明の効果】

本発明により、アルプミンやHDLなどの有用物質を極力損失せず、低密度リポ蛋白およ 50

ひフィブリノーゲンを効率よく吸着除去し、該濃度を低下させた体液を得ることができる 。本発明は、動脈硬化症、特に閉塞性動脈硬化症の患者の血液から、低密度リポ蛋白およ ひフィブリノーゲンの濃度を低下させる方法として有効である。

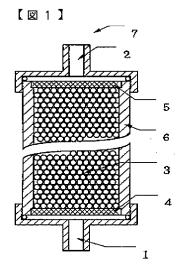
# 【図面の簡単な説明】

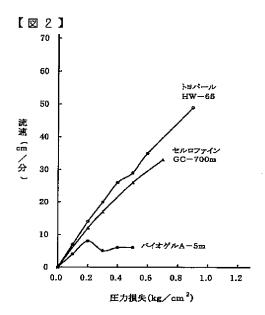
【図1】本発明吸着器の1実施例の概略断面図を示す。

# 【符号の説明】

1	体液流入口
2	体液流出口
3	低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着材
4 、 5	メッシュ(吸着材流出防止手段)
6	カラム
7	低密度リポ蛋白およびフィブリノーゲンの吸着器

【図2】3種類のゲルを用いた場合の、流速と圧力損失との関係を示す。





フロントページの続き

Fターム(参考) 4G066 AB11B AC01B AC02C AC14B AC16B AC31B BA36 CA54 DA11 FA87